## Wolbachia 在我国广赤眼蜂种群内的感染

钟 敏, 沈佐锐\*

(中国农业大学昆虫学系,北京 100094)

摘要: Wolbachia 是广泛分布于节肢动物生殖组织内的一类细胞内共生菌,它属于原细菌的  $\alpha$  亚类,能够通过调控寄主的生殖活动而促进其在寄主种群中的扩散。通过对 wsp 基因的克隆及 PCR-RFLP 分析确定了 Wolbachia 在我国广赤眼蜂种群内的存在,并发现有 2 种 Wolbachia 菌系的感染,命名为 wEvaA 和 wEvaB。经过克隆分离得到了这 2 种 Wolbachia 的 wsp 基因序列,在 GenBank 的登录号为 AY390279 和 AY390280,并由基于 wsp 基因的聚类树中发现,这两种 Wolbachia 菌系均属于 A组。

关键词: Wolbachia; 细胞内共生菌; 感染; 广赤眼蜂; wsp 基因; RFLP

中图分类号: 0966 文献标识码: A 文章编号: 0454-6296(2004)06-0732-06

# Infection of the endosymbiont Wolbachia in population of Trichogramma evanescens in China

ZHONG Min, SHEN Zuo-Rui\* (Department of Entomology, Chinese Agriculture University, Beijing 100094, China) Abstract: Wolbachia, belonging to α-Proteobacteria, is a commonly widespread group of intracellular symbiotic bacteria found in reproductive tissues of arthropods. The bacteria may spread in host populations through regulation of host reproduction. In this study, the presence of Wolbachia was detected in a natural population of Trichogramma evanescens in China based on the wsp gene cloning and PCR-RFLP analysis. Two wsp genes of Wolbachia infecting T. evanescens were amplified and sequenced, with their GenBank accession numbers as AY390279 and AY390280. Also two new Wolbachia strains were identified and named as wEvaA and wEvaB. Through constructing and analysing the phylogenic tree of Wolbachia strains in Trichogramma spp. based on wsp gene, we found these two strains belonged to A group.

Key words: Wolbachia; intracellular symbiotic bacteria; infection; Trichogramma evanescens; wsp gene; RFLP

Wolbachia pipientis 是一种细胞内共生细菌,普遍寄生于昆虫、甲壳动物、螨虫和丝状线虫类动物体内,主要寄生于寄主的生殖器官中,属于原细菌的  $\alpha$  亚类,是一类立克次氏体。Wolbachia 随母系遗传,并能在昆虫的个体、群体间迅速进行横向传播(horizontal transmission),参与调控寄主的多种生殖活动(龚鹏等,2002),如诱导细胞质不亲和(eytoplasmic incompatibility)、诱导 孤 雌 生 殖 (parthenogenesis inducing)、雌性化(feminization)、雄性致死(male killing)以及增强雌性繁殖力和雄性生育力(fecundity and fertility-modifying)等等,从而引起寄主的生殖行为异常,对于种群分化及物种形成都有一定作用。到目前为止,已有证据证实 Wolbachia 的超感染现象在许多昆虫的自然种群中存在(Jamnongluk et al.,

2002; Ijichi et al., 2002).

广赤眼蜂 Trichogramma evanescens 是我国生物防治中应用的主要赤眼蜂种,通过广赤眼蜂在田间的大量放飞,可以有效地防治棉铃虫、烟青虫、菜青虫、斜纹夜蛾、甘蓝夜蛾等多种鳞翅目害虫。鉴于此,人工繁殖和释放赤眼蜂已经成为生物防治的重要实践。深入研究广赤眼蜂与其共生微生物Wolbachia 的关系有望开辟广赤眼蜂种群遗传改良的新途径,进而提高生物防治的有效性。

wsp 基因是一种编码 Wolbachia 表面蛋白 (surface protein)的基因。我们通过对 wsp 基因的克隆及 PCR-RFLP 分析,以明确 Wolbachia 在我国广赤眼蜂种群内的感染情况。

基金项目: 博士点基金资助项目(20020019013): 国家自然科学基金项目(30370961,30471166)

作者简介: 钟敏,女,1978年7月生,山东莱州人,硕士研究生,从事昆虫分子生物学研究, E-mail: cassie-xy2003@yahoo.com.cn

<sup>\*</sup> 通讯作者 Author for correspondence, E-mail: ipmist@cau.edu.cn

## 1 材料与方法

#### 1.1 材料

(1)广赤眼蜂:实验所用的广赤眼蜂采自吉林农业大学(长春)实验菜田,由北京农林科学院赤眼蜂繁殖基地繁育,是源自田间的自然种群。于本实验室的 26℃光照培养箱中饲养约 10 代。(2)培养基:LB培养基用于克隆实验。(3)酶及生化试剂:Taq DNA聚合酶购自华美生物工程公司;X-gal、T4 DNA连接酶、DNA回收纯化试剂盒等购自北京六合通公司;限制性内切酶 KspA | 和 Bcl | 购自上海生工生物工程有限公司。其他试剂均为市售分析纯。(4)实验所用引物由上海生工生物工程有限公司合成。

#### 1.2 wsp 基因扩增及其电泳检测

取广赤眼蜂 40~50 头,参照 Gong 和 Shen (2002)的方法提取总 DNA。 wsp 基因的 PCR 扩增参照 Zhou 等 (1998)的方法。扩增引物为 wsp81F: 5'-TGGTCCAATAAGTGATGAAGAAAC-3'和 wsp691R: 5'-AAAAATTAAACGCTACTCCA-3'。

PCR 扩增体系为 20  $\mu$ L: 含模板 DNA 1.5  $\mu$ L, 20  $\mu$ mol/L 正向引物和反向引物各 0.5  $\mu$ L, 10 mmol/L dNTP 0.5  $\mu$ L, 5 U/ $\mu$ L Taq DNA 聚合酶 (Promega) 0.2  $\mu$ L, 10 × 缓冲液 2  $\mu$ L, 25 mmol/L MgCl<sub>2</sub> 2  $\mu$ L, 用去离子水加至 20  $\mu$ L。 PCR 扩增程序为: 94  $^{\circ}$ C, 1 min; 55  $^{\circ}$ C, 1 min; 72  $^{\circ}$ C, 1 min; 共 35 个循环。

扩增反应结束后,将 PCR 特异性扩增产物在1.5%的琼脂糖凝胶上进行电泳检测(电压 75 V,电泳缓冲液为 1×TAE)。

#### 1.3 PCR 特异性扩增产物的回收及克隆

PCR 扩增得到一条约 600 bp 的条带,紫外灯下切割回收,纯化后与 pGEM-T 载体(Promega)在 4℃连接过夜。然后将连接产物与感受态细胞进行热击转化(感受态菌株为 DH5 $\alpha$ )。转化子于含 60  $\mu$ g/mL的 氨苄抗性的 LB 培养基上 37℃倒置培养 18 h,筛选阳性克隆。

#### 1.4 对 wsp 基因的 RFLP 分析

将筛选出的 26 个阳性克隆使用 wsp 基因正反向引物扩增,扩增产物经过乙醇沉淀法纯化后用限制性内切酶 KspA | 和 Bd | 酶切。反应温度分别为 37 $^{\circ}$ 20  $\mu$ L,酶切过夜。琼脂糖凝胶电泳检测酶切结果。

#### 1.5 序列分析及类群鉴定

根据酶切图谱对 26 个阳性克隆进行分类,选取

其中具有显著差异条带的3种类型的克隆产物(每种随机选择3个克隆产物),由上海联合基因集团进行序列测定,最后得到2条 wsp 基因序列。

根据 Zhou 等(1998)方法选取特定组(A组和 B组)的 wsp 基因特异性引物对得到的 2条 wsp 基因序列进行类群鉴定。A 组的正反向引物分别为wsp136F: 5'-TGAAATTTTACCTCTTTTC-3'和wsp691R: 5'-AAAAATTAAACGCTACTCCA-3'; B 组的正反向引物分别为wsp81F: 5'-TGGTCCAATAAGTGATGAAGAAAC-3'和wsp522R: 5'-ACCAGGTTTTGCTTGATA-3'。

## 1.6 数据分析

凝胶成像使用 Chemilmager 4400 凝胶成像系统。 序列比对分析使用 DNAMAN、Clustal X 1.8 和 MEGA 2.1 等软件。

## 2 结果与分析

#### 2.1 广赤眼蜂感染 Wolbachia 的电泳检测结果

利用 Wolbachia 的 wsp 基因的一对通用引物 (81F, 691R),成功地从广赤眼蜂总 DNA 中扩增到一条 600 bp 左右 的 wsp 基因片段(图 1),证实了 Wolbachia 在我国广赤眼蜂体内的感染。

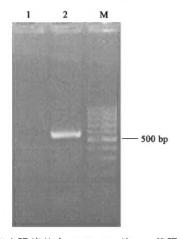


图 1 广赤眼蜂体内 Wolbachia 的 usp 基因扩增产物 Fig. 1 The wsp PCR product of Wolbachia in Trichogramma evanescens

1. 阴性对照 Negative control; 2. 广赤眼蜂体内 Walbachia 的
usp 基因扩增产物(600 bp 左右) The usp gene
product of Walbachia in T. evanescens;

M: 100 bp 的核酸分子量标准 100 bp DNA ladder.

## 2.2 对 wsp 基因进行 PCR-RFLP 分析的结果

对 PCR 扩增得到的 26 个阳性克隆用限制性内切酶  $KspA \mid$  和  $Bcl \mid$  分别进行酶切,选取其中效果较好的 22 个进行电泳得到了如图 2 所示的 RFLP 图

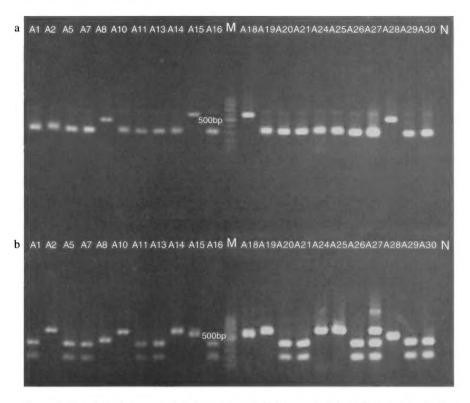


图 2 限制性内切酶 KspAI (a) 和 Bcl I (b) 切割 wsp 基因扩增产物的酶切图谱 Fig. 2 The electrophoretic map of restriction enzymes KspAI (a) and Bcl I (b) digestion in PCR products by amplification of wsp gene from Trichogramma evanescens I型克隆 I-type clones: A2, A10, A14, A19, A24 and A25; II型克隆 II-type clones: A1, A5, A7, A11, A13, A16, A20, A21, A26, A29 and A30; II型克隆 II-type clones: A8, A15, A18 and A28; M: 100 bp DNA ladder; N: 阴性对照 Negative control.

谱,根据图中的酶切条带的大小异同发现有 3 个 RFLP类型,分别以 I、II 和 III 表示。图中泳道 A2、A10、A14、A19、A24 和 A25 为 I 型克隆,A1、A5、A7、A11、A13、A16、A20、A21、A26、A29 和 A30 为 II 型克隆,泳道 A8、A15、A18 和 A28 为 III 型克隆。 I 型克隆有 KspAI 的酶切位点而没有 BclI 的酶切位点,II 型克隆则能同时被 KspAI 和 BclI 切割,而 III 型克隆没有 KspAI 和 BclI 的酶切位点。泳道 A27 出现了怪异条带,对其测序发现模板有污染,这可能是实验操作造成的误差所致。

## 2.3 形成超感染的 2 种 Wolbachia 的 wsp 基因序列 分析

对 3 个 RFLP 类型(每种类型随机选择 3 个克隆产物)的 wsp 基因进行序列测定,并通过美国国家生物技术信息中心(NCBI)站点中提供的 BLAST Sequence Similarity Searching 工具,与 GenBank 中注册的核苷酸序列进行同源性比较,得到了 2 条不同的wsp 基因序列。其中 I 型克隆和 II 型克隆序列与GenBank 中已知的wsp 基因相似度较高,而 II 型克隆序列与 wsp 基因同源性极低(只有 20%左右),因

而可以确定,II 型克隆得到的不是目的基因序列。我们将得到的这 2 条 wsp 基因序列分别在 GenBank上注册,并以其相应的 Wolbachia 菌系(寄主的种名)分别命名为 wEvaA(登录号为 AY390279)和 wEvaB(登录号为 AY390280)。 wEvaA 共 588 bp,其中 180 A,99 C,126 G 和 183 T,含量分别为 30.61%,16.84%,21.43%和 31.12%,A+T = 61.73%,C+G = 38.27%;限制性内切酶位点分析显示,在 272 bp处有 KspA I 酶切位点。 wEvaB 共 540 bp,其中 166 A,84 C,124 G 和 166 T,含量分别为 30.74%,15.56%,22.96%和 30.74%,A+T = 61.48%,C+G = 38.52%;在 246 bp处有 KspA I 酶切位点。而在 352 bp处有 Bcl I 的酶切位点。

#### 2.4 聚类树的建立

将所得的序列在 DNAMAN 软件中整理,利用Clustal X 分析软件排序,然后输入 MEGA 2.1,采用距离法(Distance)在 Kimura-2 Parameter模型下,建立NJ树(图 3),各个分支的 bootstrap 置信度用 1 000 次自导复制来评价。从系统树的拓扑结构可以看出,依据 wsp 基因将 Wolbachia 分成 A、B 两个组, wEvaA



图 3 基于 wsp 基因序列的赤眼蜂体内共生菌 Wolbachia 的系统进化关系示意图

Fig. 3 Phylogenic tree of Wolbachia strains in Trichogramma spp. based on wsp gene

箭头所指的2种即为感染广赤眼蜂的 Wolbachia,与其构建聚类树的其他赤眼蜂共生菌 Wolbachia 的 wsp 基因序列信息均从 GenBank 上得到(表 1)。 The two new strains infecting T. evanescens are denoted by the arrows. The other wsp genes refer to GenBank (see Table 1).

和wEvaB均属于A组(图3中箭头所示)。

## 3 讨论

## 3.1 基于 wsp 基因的聚类树

本实验所用的检测方法是基于 wsp 基因的分子 检测技术。根据 GenBank 数据库中各类群 wsp 基因 的注册情况,抽取各类群的代表性物种建立了广赤眼蜂体内 2 种 Wolbachia 基于 wsp 基因的系统分类体系。用 wsp 基因的分组引物分别对 2 种 Wolbachia 的 wsp 基因(wEvaA 和 wEvaB)进行 PCR 扩增,结果表明 wEvaA 和 wEvaB 菌系均属于 A 组,这与系统树分析结果一致。根据 Zhou 等(1998)提供的分类标准,2个序列存在 2.5%以上的差异则应分

表 1 用于构建系统树的 Wolbachia 的 wsp 基因序列信息

Table 1 The information of wsp gene, for the phylogenic tree of Wolbachia strains based

| D 75                 | The information of wsp gene, for the phylogenic tree of Wolbachia strains based |             |                     |
|----------------------|---|-------------|---------------------|
| 品系 Wolbachia strain  | 寄主 Host species   | GenBank No. | 来源国家 Country source |
| A组 Wolbachia group A |   |             |                     |
| WalbA                | Aedes albopictus  | AF020058    | 美国 USA              |
| Waus                 | Glossina austeni  | AF020077    | 美国 USA              |
| Wcen                 | Glossina morsitans centralis  | AF020078    | 美国 USA              |
| Wmors                | Glossina morsitans morsitans  | AF020079    | 美国 USA              |
| Wmel                 | Drosophila melanogaster   | AF020063    | 美国 USA              |
| Wuni                 | Muscidifurax uniraptor  | AF020071    | 美国 USA              |
| Wmel                 | Drosophila melanogaster (strain YW67c23)  | AF020072    | 美国 USA              |
| Wha                  | Drosophila sechellia  | AF020073    | 美国 USA              |
| WvitA                | Nasonia vitripennis   | AF020081    | 美国 USA              |
| $W_{pap}$            | Phlebotomus papatasi  | AF020082    | 美国 USA              |
| wBou                 | Trichogramma bourarachae  | AF071913    | 荷兰 Netherlands      |
| Weac 1               | T. cacoeciae  | AF452644    | 德国 Germany          |
| Wemb                 | T. embryophagum   | AY288524    | 中国 China            |
| Wbra12               | T. brassicae  | AF452645    | 中国 China            |
| wKayA                | T. kaykai   | AF071912    | 荷兰 Netherlands      |
| wEvaA                | T. evanescens   | AY390279    | 中国 China            |
| wEvaB                | T. evanescens   | AY390280    | 中国 China            |
| B组 Wolbachia group B |   |             |                     |
| WalbB                | Aedes albopictus  | AF020059    | 美国 USA              |
| $W_{pip}$            | Culex pipiens   | AF020061    | 美国 USA              |
| WcauB                | Cadra cautella  | AF020076    | 美国 USA              |
| Wcon                 | Tribolium confusum  | AF020083    | 美国 USA              |
| Semv                 | Trichogramma semblidis  | AF245162    | 法国 France           |
| wChi                 | T. chilonis   | AY311486    | 中国 China            |
| Grey                 | T. cordubensis  | AF245164    | 葡萄牙 Portugal        |
| Wdei                 | T. deion  | AF020084    | 美国 USA              |
| WKayLC               | T. kaykai   | AF071927    | 荷兰 Netherlands      |
| wNub                 | T. nubilale   | AF071926    | 荷兰 Netherlands      |
| S2                   | T. oleae  | AF245166    | 前南斯拉夫 Yugoslavia    |
| T191                 | T. pretiosum  | AF245163    | 乌拉圭 Unuguay         |
| wSib                 | T. sibericum  | AF071923    | 荷兰 Netherlands      |
| Uro3                 | T. embryophagum   | AF245165    | 爱尔兰 Iran            |
| wDeiSW               | T. deion  | AF071925    | 荷兰 Netherlands      |
| M36                  | T. evanescens   | AF245167    | 法国 France           |
| wKayB                | T. kaykai   | AF071924    | 荷兰 Netherlands      |
| Wbra2                | T. brassicae  | AY177733    | 中国 China            |
| WDen Fukuyama        | T. dendrolimi   | AB094397    | 日本 Japan            |
| WDen                 | T. dendrolimi   | AF394235    | 中国 China            |

于2个亚组中,在A组中,根据已经建立的亚组分类体系可以看出,wEvaB 菌系属于 Kue 亚组,而wEvaA 菌系则代表了一个新的亚组。

## 3.2 Wolbachia 在广赤眼蜂种群中超感染的可能性

超感染(superinfection)又称多重感染,是指在一种寄主的个体体内有2种或更多种共生菌存在的现象(Werren,1997; Stouthamer et al.,1999; Wade,2001; Kondo et al.,2002)。我们在广赤眼蜂种群内发现了Wolbachia 2个菌系的存在,这有助于进一步了解广赤眼蜂体内是否存在Wolbachia 的超感染现象。目前发现的这2个菌系可能分别存在于广赤眼蜂种群中的不同个体体内,也不能排除一个广赤眼蜂个体同时被这2个菌系感染的情况。这仍需要进一步实验的验证。

致谢 感谢北京市农林科学院赤眼蜂繁殖基地和河

北省农业科学研究院旱作研究所提供广赤眼蜂蜂种,感谢中国农业大学分子植病室的周善跃博士在实验原理及方法方面给予的指导和帮助。

## 参考文献(References)

Cook JM, Butcher RDJ, 1999. The transmission and effects of Wolbachia bacteria in parasitoids. Res. Popul. Ecol., 41: 15-28.

Gong P, Shen ZR, 2002. Molecular diagnostic techniques of *Wolbachia*. *Hereditas*, 24(2): 207 – 210. [龚鹏,沈佐锐, 2002. PCR 为基础的分子技术检测沃尔巴克氏体的研究进展. 遗传,24(2): 207 – 210]

Gong P. Shen ZR. 2002. Molecular identification of a Wolbachia endosymbiont in Trichogramma dendrolimi. Progress in Natural Science, 12(5): 388 - 391.

Gong P, Shen ZR, Li ZH, 2002. Wolbachia endosymbionts and their manipulation of reproduction of arthropod hosts. Acta Entomologica Sinicas 45(2): 241 - 252. [龚鹏,沈佐锐,李志红, 2002. Wolbachia 属共生细菌及其对节肢动物生殖活动的调控作用.

- 昆虫学报,45(2): 241-252]
- Ijichi N, Kondo N, 2002. Internal spatiotemporal population dynamics of infection with three Wolbachia strains in the adzuki bean beetle, Callosobruchus chinensis (Coleoptera: Bruchidae). Applied and Environmental Microbiology, 68(8): 4 074 4 080.
- Jamnongluk W, Kittayapong P, Baimai V, O'Neill SL, 2002. Wolbachia infections of tephritid fruit flies: molecular evidence for five distinct strains in a single host species. Current Microbiology, 45: 255 – 260.
- Kondo N, Ijichi N, Shimada M, Fukatsu T, 2002. Prevailing triple infection with Wolbachia in Callosobruchus chinensis (Coleoptera: Bruchidae). Molecular Ecology, 11: 167 – 180.
- Meer MMM, Witteveldt J, Stouthamer R, 1999. Phylogeny of the arthropod endosymbiont Wolbachia based on the usp gene. Insect Molecular Biology, 8(3): 399 408.
- Mitsuhashi W, Saiki T, Wei W, Kawakita H, Sato M, 2002. Two novel strains of Wolbachia coexisting in both species of mulberry leafhoppers. Insect Molecular Biology, 11(6): 557 - 584.
- Schilthuizen M. Stouthamer R. 1997. Horizontal transmission of

- parthenogenesis-inducing microbes in *Trichogramma* wasps. *Proc. R.* Soc. Lond. B, 264: 361 366.
- Schilthuizen M, Stouthamer R, 1998. Distribution of Wolbachia among the guild associated with the parthenogenetic gall wasp Diplolepis rosae. Heredity, 81: 270 – 274.
- Stouthamer R, Breeumer JAJ, Hurst GDD, 1999. Wolbachia pipientis: microbial manipulator of arthropod reproduction. Annu. Rev. Microbiol., 53: 71-102.
- Wade MJ, 2001. Infectious speciation. Nature, 409: 675 677.
- Werren JH, 1997. Biology of Wolbachia. Annu. Rev. Entomol., 42: 587 – 609.
- Zhou WG, Rousset F, O'Neill SL, 1998. Phylogeny and PCR-based classification of Wolbachia strains using usp gene sequences. Proc. R. Soc. Lond. B, 265: 309 – 315.

(责任编辑: 黄玲巧)